

VISIT...

LANZAROTE
Caliente.COM



ХИМИЯ АНАЛИТИЧЕСКАЯ

ХИМИЯ АНАЛИТИЧЕСКАЯ, наука о методах определения химического состава веществ.

Химический анализ буквально пронизывает всю нашу жизнь. Его методами проводят скрупулезную проверку лекарственных препаратов с его помощью определяют кислотность почв и содержание в них питательных веществ, что позволяет подобрать оптимальные условия также оценивают содержание белка и влаги в разных сортах зерна. Химическому анализу подвергаются и товары широкого потребления: контролируют содержание фтора, в маслах – содержание ненасыщенных соединений. В природоохранной деятельности методы анализа применяют для контроля качества питьевой воды, для определения содержания вредных веществ в отходах и т.д. В судебной практике обнаруживают следы пороха на руках подозреваемого, анализируют состав красок, которыми написана картина, чтобы отличить подлинные. Методы анализа различаются по степени сложности. Так, в медицине используются экспресс-тесты на беременность и сложные методы определения сахара или холестерина, контроля уровня нейромедиаторов при исследовании мозга *in vivo* и пр.

Из приведенных примеров видно, что все вопросы, которые решает аналитическая химия, можно свести к следующим: что представляет вещество, из каких компонентов оно состоит, каковы их количество и распределение? Чтобы ответить на эти вопросы, проводят самые химические реакции, применяют широкий спектр химических, физических, физико-химических, биологических методов, разрабатывая и совершенствуют уже существующие. Число методов аналитической химии чрезвычайно велико и постоянно растет.

Аналитическая химия тесно связана с другими дисциплинами: химический анализ внедряется в различные области науки, химик-аналитики используют достижения других разделов химии, а также математики, физики, биологии и многих областей техники.

ОСНОВНЫЕ ПОЛОЖЕНИЯ

Стадии анализа. Решение аналитических задач включает несколько стадий.

Постановка задачи. Эта несущественная на первый взгляд стадия на самом деле очень важна. Предположим, нужно определить количество ртути (например, диметилртути), или все ее неорганические соединения, или вся ртуть в определенной степени окисления, или идентифицировать ртутьсодержащие соединения и определить их количество. Аналогичным образом обстоит дело и с «водоёмом». Следует ли ограничиваться растворённой ртутью или рассмотреть взвешенные в воде твёрдые частички, или на дне водоёма, обитающих в воде животных и растений? Продолжительность анализа: достаточно ли единичное определение, или потребуется рассчитать среднюю величину из результатов нескольких сделанных в течение одного дня, а может быть, и целого года. Ответы на эти вопросы определяют характер всего анализа.

Выбор метода. Метод анализа выбирают исходя из поставленной задачи, размеров объекта и образца, содержания определяемых веществ, требуемой точности результатов и имеющегося оборудования; учитывают также возможную продолжительность и стоимость анализа. В первом – по результатам анализа устанавливают стоимость переработки руды, которая зависит от содержания свинца. Имеется большой образец, концентрация свинца в нем высокая, ответ необходим точный. Во втором случае нужно определить, загрязнена ли из которого изготовлена старинная монета. Содержание свинца низкое, требуется лишь приблизительная его оценка, в ходе анализа образец не пострадает. Понятно, что эти случаи требуют разного подхода. Для анализа образца руды можно применить такие методы, как гравиметрия. Для монеты потребуется другой, щадящий (неразрушающий) метод, например флуоресценция в рентгеновских лучах.

Отбор образца. Для разных аналитических методов требуются, конечно, и разные по величине образцы – в количестве от нанограммов до нескольких граммов. Вряд ли возможно целиком проанализировать объект, который весит намного больше, чем требует выбранная для анализа проба. В этих случаях отбирают образец, или пробу, вещества. Эта проба должна быть репрезентативной, т.е. адекватной всему объекту или той его части, которая представляет наибольший интерес. В приведенном выше примере со ртутью в водоёме постановка задачи определяет и способ отбора.

Подготовка образца к анализу. Если количественные измерения проводят в растворе, образец растворяют в подходящем растворителе. Образец подбирают так, чтобы он находился в пределах применимости метода. Иногда приходится выделять определяемое вещество из смеси. Многие методы анализа неспецифичны и даже неселективны. Специфичным называют метод, при помощи которого определяется только одно вещество, а селективным – предпочтительный для данного вещества метод, пользуясь которым можно определять и другие вещества. Специфичность и селективность – значительно больше. Например, высоко-селективны масс-спектрометрия и иммунологический анализ.

Измерения. Чтобы определить количество анализируемого вещества или его состав, измеряют какую-либо его физическую величину: массу, израсходованного или образовавшегося в результате химической реакции; скорость реакции; интенсивность поглощения, испускания или люминесценции в ходе окислительно-восстановительных процессов; количество выделившегося или поглощенного тепла и т.д. Зная связь между измеряемой величиной и количеством определяемого вещества или его составом, можно определить количество определяемого вещества или его состав.

Интерпретация результатов. Когда результаты уже получены, может возникнуть ряд вопросов: решена ли поставленная задача? как интерпретировать результаты? Не исключено, что для получения более точных результатов нужно усовершенствовать методику анализа.

Рабочие кривые. Рабочая кривая – это графическая зависимость, связывающая концентрацию определяемого вещества с тем параметром, который измеряют в ходе анализа (оптической плотностью, интенсивностью флуоресценции, электродным потенциалом, скоростью реакции и т.д.). Масштаб кривой – линейный или логарифмический – выбирается в зависимости от конкретного эксперимента. Логарифмические оси используют, в частности, для измерения концентраций в широких пределах. Если нужны более точные результаты, предпочтительны линейные оси и узкие интервалы концентрации. Для каждой рабочей кривой сначала готовят стандартные образцы известной концентрации. Затем для каждого из них измеряют тот или иной параметр.

значение в виде точки против соответствующей концентрации. По точкам проводят плавную кривую, на которую точки лягутся наилучшим образом. Для этого используют какую-либо подходящую математическую функцию или эмпирическую зависимость. Затем измеряют тот же параметр образца и по рабочей кривой определяют его концентрацию (рис. 1). У каждого метода есть свой рабочий диапазон, чувствительность, обнаружения.

Рабочий диапазон – это диапазон концентраций, в пределах которого применима данная методика. Линейный участок кривой отвечает тем результатам, которые наиболее надежны. При близких к предельным высоким и низким концентрациям рабочие кривые обычно становятся обусловлены ограниченными возможностями используемых методов анализа и оборудования. Если концентрация определяемого вещества выходит за пределы линейной области высоких значений, то образец следует разбавить и анализ повторить.

Чувствительность метода характеризуется величиной изменения измеряемого параметра при данном изменении концентрации. Она равна коэффициенту (тангенсу угла наклона) рабочей кривой. Как правило, чем выше чувствительность, тем надежнее результаты и тем ниже

Результат измерения часто включает составляющую, не связанную с определяемым веществом, – ее называют фоном. Наличие фона имеет особенности оборудования или влиянием матрицы, в которую включен образец (см. ниже). Чтобы оценить величину фона, проводят этот анализ с контрольным образцом, в котором нет определяемого вещества, а есть только все посторонние примеси, имеющиеся в материале добавляемые в процессе анализа. Контрольный образец подвергают той же аналитической процедуре, что и определяемое вещество. Значение параметра для этого контрольного образца считают равным фону.

Порог обнаружения – это наименьшая концентрация определяемого вещества, при которой сигнал заметно отличается от фона. Величина зависит от чувствительности и точности метода: чем они выше, тем ниже минимальные определяемые концентрации. Химики-аналитики разрабатывают способы измерения все более низких концентраций. Сегодня для многих методов анализа порог обнаружения составляют некоторые недавно разработанные методы позволяют измерять пикомольные концентрации (ниже 10^{-12} М), обнаруживать вещества в количествах менее 10^{-18} молей (приблизительно несколько сотен тысяч молекул) и даже наблюдать отдельные атомы (см. также ЭЛЕКТРОННО-МИКРОСКОПИЮ). Одна из задач, которые постоянно приходится решать в аналитической химии, – совершенствование методов, позволяющих более мелкими образцами. Те методы, для которых когда-то требовались миллилитровые количества, теперь обходятся микролитрами, десятками пиколитров.

Матрица. Термин «матрица» относится к окружению определяемого вещества. Это все вещества, присутствующие в образце, в т.ч. и не связанные с определяемым. Так, хлор определяют в плазме крови, консервированной моркови, питьевой или морской воде. Эти образцы различаются по физическим свойствам, а следовательно, их матрицы тоже различны. Простейшая матрица – питьевая вода: она содержит относительно низкие концентрации которых к тому же невелика. Консервированная морковь – сложная матрица, главным образом потому, что в ней содержатся органические соединения.

Стандарты и определяемые при анализе вещества по возможности должны находиться в одинаковых или сравнимых матрицах, однако калиброванные матрицы удается очень редко. Чтобы решить эту проблему, используют синтетические матрицы, метод внутреннего стандарта.

Если матрица данного образца обладает относительно постоянными физическими и химическими свойствами, не зависящими от того, какой образец, то ее можно достаточно полно охарактеризовать и воспроизвести. Одна из таких матриц – морская вода. Концентрации ее основных ионов (Mg, Cl...) хорошо известны. Можно получить искусственную морскую воду и использовать ее для приготовления стандартных растворов концентрация которых невелика (например, Al, Au, Ni, Zn). Состав биологических жидкостей, таких, как плазма крови или моча, также создают искусственные матрицы для проведения определенных анализов.

Другой метод состоит в том, что для стандартов и исследуемого вещества создают матрицы примерно одинакового состава. Для этого добавляют большое количество какого-либо «инертного» вещества (для получения растворов одинаковой ионной силы к образцу добавляют 1 М NaClO₄), так что небольшие различия в других компонентах матрицы становятся незначительными. Влияние матрицы при этом оно усиливается, но теперь это влияние в исследуемом образце и стандарте практически одинаково.

Удобный способ компенсации влияния матрицы, а также решения проблем, связанных с потерями вещества в ходе сложного анализа, – метод внутреннего стандарта. Метод состоит в следующем. Перед тем как определять вещество А, к содержащему его образцу добавляют известное количество вещества В. Концентрации А и В определяют по одной и той же методике. Установив соотношение между найденным и известным количеством В, корректируют полученное при анализе количество А. Внутренний стандарт должен отсутствовать в исходном образце и представлять собой определяемое вещество. Например, для определения натрия в плазме крови методом пламенной эмиссионной спектроскопии в качестве внутреннего стандарта часто используют литий, поскольку он химически аналогичен натрию и в крови обычно отсутствует.

В методе добавленных стандартов для приготовления стандартов сравнения используют сам исследуемый образец. Предположим, что содержание натрия в плазме крови. Исходный образец делят на несколько частей, например на три. К одной из них ничего не добавляя добавляют известные количества определяемого вещества (в данном случае Na), так что его концентрация становится на 100 и 200 ммоль/л исходном образце. Далее по одной и той же методике определяют Na во всех частях образца и строят график зависимости измеряемой концентрации. Из графика определяют концентрацию натрия в исходном образце.

Равновесные и кинетические измерения. На рис. 2 графически представлен ход химической реакции

Определяемое вещество + Реагенты $\rightleftharpoons$ Продукты

Вначале концентрация линейно меняется во времени, затем изменение становится все более медленным, и, наконец, концентрация в системе достигает равновесия.

Хотя считается, что многие химические реакции идут «до конца» (до полного истощения исходных веществ), на самом деле ни одна и только в одном направлении. Химическая реакция идет до тех пор, пока концентрация всех участвующих в ней веществ не перестает м

система не достигнет равновесия. В этом состоянии концентрация некоторых веществ может быть очень мала, но все же она не равна 0. Система прекращается, просто скорость прямой реакции (Реагенты → Продукты) становится равной скорости обратной (Продукты → Реагенты) быстрое взаимное превращение реагентов и продуктов реакции, так что никакого суммарного изменения концентраций нет. См. ХИМИИ И ХИМИЧЕСКОЕ РАВНОВЕСИЕ.

Аналитические определения можно проводить в химических системах, находящихся как в равновесном, так и в неравновесном состоянии. Концентрации веществ не меняются, поэтому продолжительность анализа не существенна и не влияет на выбор методики. Равновесные связаны друг с другом через константу равновесия. Для химической реакции $aA + bB \rightleftharpoons cC + dD$ эта константа равна

$$K_p = [C]^c [D]^d / [A]^a [B]^b$$

где в квадратных скобках указаны молярные концентрации соответствующих веществ, а показатели степени равны стехиометрическим уравнения химической реакции. Константы равновесия реакций, используемых в аналитической химии, изменяются от 1 до 10^{100} и более. Анализ основан на определении состояния равновесия. В качестве примера можно привести рассматриваемые ниже классические методы титрования.

При анализе неравновесных систем определяют изменение концентрации реагирующих веществ во времени, т.е. скорость реакции. Она

$$\text{Скорость реакции} = d[\text{Продукт}] / dt = k[A]^x[B]^y[C]^z \dots$$

где k – константа скорости, $[A]$, $[B]$, $[C]$ – молярные концентрации веществ А, В, С, сумма x , y , z – порядок реакции. Какие именно химические вещества фигурируют в уравнении скорости такой реакции и с какими степенями входят их концентрации, зависит от механизма химической реакции. В неравновесных определениях нужно успеть провести измерения за достаточно малое (по сравнению с продолжительностью самой реакции) время, чтобы концентрации реагентов не изменились. Определения, основанные на измерении скорости реакции, могут быть выполнены в очень короткое время (иногда несколько секунд), поскольку не нужно ждать, когда система достигнет равновесия. Если определяемое вещество – катализатор, то следует проводить до достижения равновесия, поскольку катализатор изменяет только скорость реакции, но не положение равновесия. Кинетические измерения в аналитической химии не ограничиваются методами анализа, основанными на измерении скорости реакции. В аналитических методах, например флуоресцентного анализа, амперометрии, хроматографии, лежат кинетические процессы, хотя анализ проводится в состоянии равновесия. Ниже описаны некоторые распространенные методы анализа.

МЕТОДЫ АНАЛИЗА, ОСНОВАННЫЕ НА ОПРЕДЕЛЕНИИ ПОЛОЖЕНИЯ РАВНОВЕСИЯ

В аналитической химии есть несколько методов, основанных на определении положения химического равновесия. К ним относятся, в частности, гравиметрия и титриметрия, а также сравнительно новый иммунологический анализ.

Гравиметрия (весовой метод). В гравиметрии определяемое вещество переводят в химически чистое состояние или превращают в весовое соединение с точно известным постоянным составом, которое можно легко выделить и взвесить. Количество анализируемого вещества определяют по массе весовой формы и уравнения реакции, связывающей это вещество с весовой формой. Химические стандарты не требуются. Весовые формы очень точны, их часто используют в сомнительных случаях в качестве контроля. Точность анализа ограничивается точностью определения массы и выделения чистого вещества. Гравиметрия – продолжительная процедура, поскольку и перевод определяемого вещества в весовую форму, и выделение ее из смеси требуют времени. Кроме того, необходимо убедиться в том, что весовая форма – это вещество точно известного состава, не содержащее примесей.

Большинство весовых определений основано на образовании и выделении из раствора (как правило, водного) твердых нерастворимых веществ, чтобы осадить по возможности максимальное количество определяемого вещества (по крайней мере, 99,99%), поэтому осадок должен обладать как можно меньшей растворимостью. Растворимость соли определяется величиной константы равновесия реакции растворения. Количественное осаждение обычно осуществляют, добавляя к раствору с определяемым веществом стехиометрический избыток осадителя. Растворимость соли в присутствии избытка одного из ионов, входящих в ее состав, снижается. Для уменьшения влияния других равновесных процессов, приводящих к увеличению растворимости соли, необходимо контролировать состав раствора.

Для разных анализируемых веществ применяют разные осаждающие реагенты. Некоторые из них приведены в табл. 1.

Таблица 1. НЕКОТОРЫЕ ОСАЖДАЮЩИЕ РЕАГЕНТЫ, ИСПОЛЬЗУЮЩИЕСЯ В ГРАВИМЕТРИИ	
Анализируемое вещество	Реагент
Ag^+	Cl^- (из KCl или NaCl)
Al^{3+}	8-гидроксихинолин
Ca^{2+}	$C_2O_4^{2-}$, CO_3^{2-}
	Диметилглиоксим

Ni^{2+}	
Галогениды	Ag^+ (из AgNO_3)
SO_4^{2-}	Ba^{2+} (из BaCl_2)

Одно из основных преимуществ весовых определений заключается в том, что не нужно калибровать приборы или готовить стандартные образцы, взвесив осадок и зная состав участвующих в реакции соединений. Пусть, например, мы хотим определить содержание марганца в образце. Нужно перевести марганец в Mn_3O_4 , отделить последний и взвесить. Предположим, что из 1,52 г образца образуется 0,126 г Mn_3O_4 (т.е. 1 моль Mn_3O_4 содержит 228,8 г). В 1 моль Mn_3O_4 содержится 3 моль Mn, а в 0,00055 моль – соответственно 0,00165 моль Mn, или 0,0907 г (54,94 г). Следовательно, содержание Mn в образце $(0,0907/1,52) \cdot 100\% = 5,97\%$.

Как мы уже говорили, гравиметрия довольно медленная процедура; образование осадка, его отделение фильтрованием, высушивание – все это занимает много времени. Кроме того, весовые определения обычно не отличаются высокой селективностью, поэтому дополнительное время уходит на (например, pH), переосаждение и т.п. Чем сложнее по составу образец, тем более вероятны ошибки: завышение весового содержания а связанное с соосаждением примесей, или занижение, обусловленное потерей вещества на стадии его выделения. Вследствие ограниченной чувствительности гравиметрию нет смысла применять, когда в наличии имеются лишь микро- или следовые количества определяемого вещества.

Титриметрия (объемный метод). В титриметрии концентрацию определяют, измеряя объем стандартного или титрованного реагента, израсходованного в химической реакции с определяемым веществом в растворе (или газовой фазе). Измерение проводят с помощью пипетки. Это простой, относительно быстрый, универсальный и точный метод.

При титровании титрант добавляют порциями или непрерывно с небольшой постоянной скоростью и измеряют его объем до тех пор, пока не достигнута точка эквивалентности, отвечающая объему титранта, при котором в реакцию вступает все определяемое вещество. Точку эквивалентности находят непрерывно следя за изменением тех или иных свойств титруемого раствора (цвета, оптической плотности, электрохимических свойств) с помощью специальных приборов или визуально.

Чтобы данную химическую реакцию можно было использовать в титровании, участвующие в ней вещества должны находиться в строго определенных количественных (стехиометрических) соотношениях. Реакция должна протекать быстро и практически до конца, а точка эквивалентности должна быть легко обнаружима. Чаще всего используют реакции нейтрализации (кислотно-основные), комплексообразования и окислительно-восстановительные. Реакции распространены наиболее широко; именно их мы и рассмотрим для пояснения ключевых моментов всех реакций титрования.

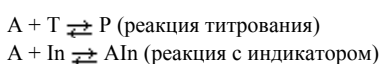
Кривые титрования. Кривая титрования – это график зависимости pH, оптической плотности или каких-либо других характеристик титруемого вещества (ординат) от объема добавленного титранта (ось абсцисс). Масштаб оси абсцисс всегда линейный, а ось ординат может быть линейным или логарифмическим. Линейный масштаб удобен для тех методов контроля за титрованием (спектрофотометрия, амперометрия), в которых контролируемый параметр зависит от концентрации линейно, а логарифмический – в случае логарифмического изменения (например, при потенциометрии с ионоселективными электродами). Логарифмический масштаб часто используют при визуальном определении конечной точки титрования, поскольку именно в этом месте проявляется резкое изменение свойств раствора вблизи точки эквивалентности.

Зависимость кривых титрования от концентрации и константы равновесия. Для точного определения конечной точки титрования на кривой титрования вблизи точки эквивалентности наблюдается перегиб (скачок). Это требование устанавливает пределы как для минимальной концентрации, так и для минимальной константы равновесия, приемлемой для реакции титрования. На рис. 3 представлены кривые титрования для сильной кислоты сильным основанием и слабой кислоты сильным основанием. Видно, что при уменьшении концентрации скачок становится менее выраженным. Нижний предел концентрации зависит от конкретной реакции и метода определения конечной точки титрования, но проводить титрование ниже 10^{-4} М уже затруднительно. Рисунок 4 иллюстрирует влияние константы равновесия реакции титрования на кривую титрования. При нейтрализации в водных растворах константа равновесия в случае сильной кислоты и сильного основания составляет 10^{14} , а для слабого основания – $10^{14}K_a$, где K_a – константа диссоциации кислоты. По мере уменьшения константы равновесия уменьшается и величина скачка. Для того, чтобы определение конечной точки титрования было надежным, константа равновесия не должна быть меньше 10^6 . При инструментальном определении положения конечной точки титрования на основании полученных данных константа равновесия может составлять всего 10^2 .

Смеси. Если в образце содержатся два определяемых вещества, взаимодействующие с одним и тем же титрантом, их можно определить титрованием при условии, что реакция каждого из этих веществ с титрантом имеет достаточно высокую константу равновесия и что эти реакции различаются (как правило, не менее чем на два порядка). На рис. 5 приведены кривые титрования для смесей анализируемых веществ с титрантом.

Первым титруется вещество, реакция которого с титрантом имеет большую константу равновесия. Объем от начала титрования до первой конечной точки титрования позволяет определить концентрацию этого анализируемого вещества, а объем между конечными точками титрования – концентрацию второго вещества. Если константы равновесия слишком близки, то локализовать первую конечную точку титрования будет сложно или вообще невозможно. В случае анализируемых веществ нельзя определить по отдельности, а суммарный объем титранта позволит рассчитать лишь сумму их концентраций.

Цветные индикаторы. Цветной индикатор – вещество, которое меняет свою окраску при взаимодействии с одним из компонентов титруемой смеси. Например, индикатор In взаимодействует с определяемым веществом А:



где А – определяемое вещество, Т – титрант, Р – продукт реакции, In – индикатор, AIn – продукт взаимодействия определяемого вещества с индикатором. В качестве цветных индикаторов можно использовать как индикатор в данной реакции титрования, если он и AIn по-разному окрашены. В качестве цветных индикаторов

вещества, вступающие в реакции того же типа, что и реакция между определяемым веществом и титрантом. Индикаторами кислотно-основного титрования являются слабые кислоты, у которых кислая и основная формы имеют разную окраску. В реакциях комплексообразования вещества, способные образовывать комплексы с определяемым ионом металла и имеющие разную окраску в зависимости от того, находятся в свободном состоянии или входят в состав комплекса.

Очень часто при титровании меняется pH раствора (кислотно-основное титрование) или потенциал (окислительно-восстановительные титрования используют индикатор, который переходит из одной окрашенной формы в другую при pH, близком к pH точки эквивалентности). Чаще всего используют спектрофотометрическое (измерение оптической плотности), амперометрическое и потенциометрическое (измерение электродного потенциала) титрование.

Инструментальное определение конечной точки титрования. Непрерывный контроль процесса титрования с помощью приборов позволяет в ходе титрования как до, так и после точки эквивалентности. Эти данные можно представить в виде графика и определять конечную точку титрования по графикам вычислений. Чаще всего используют спектрофотометрическое (измерение оптической плотности), амперометрическое и потенциометрическое (измерение электродного потенциала) титрование.

Кулонометрическое титрование. Кулонометрическое титрование обычно проводят при постоянном токе. Титрант образуется в результате электрохимических процессов на рабочем электроде в сосуде для титрования. Число молей анализируемого вещества равно произведению силы тока на время образования титранта в количестве, достаточном для достижения конечной точки титрования с учетом стехиометрии. Химические титранты, которые образуются в ходе электрохимических процессов, относятся к H^+ , OH^- , Br_2 и I_2 .

Прямое и обратное титрование. В простейшем варианте титрования анализируемое вещество взаимодействует непосредственно с титрантом. В этом случае рассчитывают исходя из молярной концентрации титранта, его объема, требуемого для достижения точки эквивалентности. Например, для титрования 5 мл 0,100 М раствора Sn^{2+} потребовалось 12,51 мл 0,100 М раствора $Ce(IV)$. Реакция титрования имеет вид $Sn^{2+} + 2Ce^{4+} \rightarrow Sn^{4+} + 2Ce^{3+}$. Пошедшего на титрование, составляет $(12,51 \cdot 10^{-3} \text{ л}) \cdot (0,100 \text{ моль/л}) = 12,51 \cdot 10^{-4} \text{ моль}$, количество прореагировавшего Sn^{2+} в 2 раза меньше. Столько Sn^{2+} содержится в 5,00 мл раствора, так что его концентрация равна $(6,25 \cdot 10^{-4} \text{ моль}) / (5 \cdot 10^{-3} \text{ л}) = 0,125 \text{ М}$.

В обратном титровании анализируемое вещество взаимодействует не с титрантом, а с другим реагентом, присутствующим в избытке. В этом случае определяют титрование. Если известно исходное количество реагента и определен его избыток, то разность между ними – это количество, которое пошло на реакцию с определяемым веществом. Предположим, что к 5,00 мл образца, содержащего фенол, добавляют 20,00 мл 0,100 М раствора $NaOH$. В результате реакции образуется фенолят натрия. Избыток гидроксида натрия титруют 12,53 мл 0,0800 М раствора HCl . Соотношения между количеством гидроксида натрия и фенола или гидроксида натрия и соляной кислоты составляют 1:1. В таком случае исходное количество $NaOH$ составляет $(20,00 \cdot 10^{-3} \text{ л}) \cdot (0,100 \text{ моль/л}) = 20,00 \cdot 10^{-4} \text{ моль}$. Избыток гидроксида натрия равен количеству соляной кислоты, пошедшей на его титрование: $(12,53 \cdot 10^{-3} \text{ л}) \cdot (0,0800 \text{ моль/л}) = 10,00 \cdot 10^{-4} \text{ моль}$. На взаимодействие с анализируемым веществом израсходовано $(20,00 - 10,00) \cdot 10^{-4} \text{ моль} = 10,00 \cdot 10^{-4} \text{ моль}$ гидроксида натрия. Такое же количество фенола содержится в 5,00 мл образца. Следовательно, концентрация фенола составляет $(10,00 \cdot 10^{-4} \text{ моль}) / (5 \cdot 10^{-3} \text{ л}) = 0,0200 \text{ М}$.

Обратное титрование используют, например, когда константа равновесия реакции прямого титрования слишком мала. Так, в рассматриваемом случае фенол – довольно слабая кислота, и константа равновесия прямого титрования фенола гидроксидом натрия составляет величину лишь порядка 10^{-14} . Среди других причин применения обратного титрования – отсутствие подходящего метода индикации или недостаточная чувствительность прямого титрования. Так, для прямого комплексонометрического титрования иона металла этилендиаминтетрауксусной кислотой (ЭДТА) металлы-индикаторы. Понятно, что для определения конечных точек титрования всех ионов металлов нужно множество различных индикаторов. В обратном титровании к раствору, содержащему ион металла, добавляют избыточное количество ЭДТА, а избыток последнего затем определяют титрованием раствором, содержащим Mg^{2+} . Тогда единственный необходимый индикатор – это индикатор на Mg^{2+} , независимо от того, какой ион металла титруют.

Кислотно-основное титрование. Случаев применения титрования кислот и оснований множество. Чтобы конечная точка титрования была четкой, в качестве титрантов применяют сильные кислоты и основания. Типичный кислотный титрант – HCl . Его стандартизируют по перманганату калия, используя в качестве индикаторов метиловый красный, метиловый оранжевый или бромкрезоловый зеленый. Типичное основание – $NaOH$, его стандартизируют по первичному стандартному бифталату калия, используя в качестве индикатора фенолфталеин. Примером титрования может служить метод определения содержания азота в различных соединениях (метод Кельдаля): образец разлагают, превращая азот в ион аммония; после охлаждения образец обрабатывают щелочью, чтобы перевести ион аммония в аммиак; аммиак улавливают в растворе, после чего избыток кислоты определяют титриметрически при помощи реакции нейтрализации.

Комплексонометрическое титрование. Чаще всего комплексонометрическое титрование применяют для определения ионов металлов в качестве титранта (например, при определении жесткости воды). Образец воды подщелачивают аммиачным буферным раствором, диссоциирует эриохром черный и полученный раствор титруют ЭДТА.

Окислительно-восстановительное титрование. Во многих наиболее распространенных реакциях окислительно-восстановительного титрования участником является иод. Конечная стадия титрования заключается в количественном определении иода при помощи титрования тиосульфатом калия. В качестве индикатора на иод используют крахмал. Тиосульфат стандартизируют по трийодид-иону (I_3^-), который получается по реакции $I_2 + 2S_2O_3^{2-} \rightarrow 2I^- + S_4O_6^{2-}$. Таким способом определяют, например, степень ненасыщенности жирных кислот, содержание фенола, многоатомных спиртов или этиленгликоля).

СПЕКТРОСКОПИЯ

Спектроскопические методы основаны на взаимодействии электромагнитного излучения с веществом, т.е. на определении характеристик испускаемого или рассеянного излучения. Часто параллельно со спектроскопическими методами используют масс-спектрометрию; хотя изучают взаимодействие излучения с веществом, результаты измерений обычно представляют в виде спектра.

Основные положения. Электромагнитное излучение характеризуется энергией E , частотой ν и длиной волны λ , которые связаны между собой соотношением $E = h\nu = hc/\lambda$, где h – постоянная Планка ($6,63 \cdot 10^{-34}$ Дж·с), c – скорость света ($3 \cdot 10^8$ м/с).

Под действием электромагнитного излучения молекулы вещества переходят на более высокие энергетические уровни. На рис. 7 схема этих уровней (горизонтальные линии) и некоторые переходы между ними (вертикальные стрелки). Энергия поглощается и испускается в квантах, и чтобы поглощение произошло, энергия кванта падающего излучения должна в точности соответствовать энергии перехода возбужденных состояний поглощающей молекулы. Когда молекула из возбужденного состояния переходит на более низкий энергетический уровень, испускается излучение, при этом энергия излучения равна разности энергий двух уровней. Спектр – это зависимость интенсивности испускаемого электромагнитного излучения от длины волны или энергии. Он состоит из пиков или полос разной высоты. Положение пика на абсциссе (λ или E) указывает разность в энергии двух уровней. Характер спектра дает информацию о природе поглощающего или испускающего вещества. См. также СПЕКТР; СПЕКТРОСКОПИЯ.

Диапазон энергий всего электромагнитного спектра очень широк. В табл. 2 приведены общепринятые названия типов излучения, указавшие диапазоны энергий и длин волн, а также типы переходов.

Таблица 2. ЭЛЕКТРОМАГНИТНЫЙ СПЕКТР			
Излучение	Длина волны	Энергия/Частота	Переход
Гамма-лучи	$<0,1 \text{ \AA}$	$>100 \text{ кэВ}$	Ядерный
Рентгеновские лучи	$0,1\text{--}20 \text{ \AA}$	$0,6\text{--}120 \text{ кэВ}$	Внутренние электроны
Ультрафиолетовое излучение	$1\text{--}400 \text{ нм}$	$3 \text{ эВ} \text{--} 1,2 \text{ кэВ}$	Внешние электроны
Видимый свет	$400\text{--}800 \text{ нм}$	$1,5\text{--}3 \text{ эВ}$	Внешние электроны
Инфракрасный свет	$0,8\text{--}500 \text{ мкм}$	$20\text{--}12 \text{ 500 см}^{-1}$	Колебания молекул
Микроволновое излучение	$1\text{--}300 \text{ мм}$	$1\text{--}300 \text{ ГГц}$	Вращение молекул
Радиоволны	$0,5\text{--}30 \text{ м}$	$10\text{--}600 \text{ МГц}$	Ядерный спин

Методами, чаще всего используемым в аналитической химии, соответствуют ультрафиолетовая (УФ), видимая, инфракрасная (ИК) области спектра.

На рис. 8 представлены блок-схемы устройств для получения спектров поглощения и испускания.

Выбор конкретного оборудования – источника излучения, монохроматора, детектора – зависит от длин волн используемого излучения. В УФ- и видимой областях в качестве источников света обычно используют лампы накаливания или лазеры, монохроматором служит дифракционная решетка, детектором – фотоэлектронный умножитель и блок фотодиодов.

Поглощение в УФ- и видимой областях. Спектры поглощения в УФ- и видимой областях содержат как качественную, так и количественную информацию о поглощающем веществе. Последнее позволяет использовать их в аналитической химии. Поглощение света подчиняется закону Ламберта-Бера:

$$D = -\lg(I/I_0) = -\lg T = \epsilon c l$$

где D – оптическая плотность, I_0 и I – интенсивности падающего и прошедшего через образец света, T – пропускание, ϵ – молярный коэффициент поглощения, c – молярная концентрация, l – длина оптического пути (толщина поглощающего слоя) в см. Измерив оптическую плотность D , можно найти концентрацию поглощающего вещества.

Образцы, используемые в абсорбционной спектроскопии в УФ- и видимой областях, – это, как правило, разбавленные растворы. Диапазон концентраций, в котором можно определить концентрацию, зависит от молярного коэффициента экстинкции исследуемого вещества, максимальное значение которого (отметим, что измерения следует проводить при длине волны, соответствующей максимуму в спектре поглощения). Для получения достоверных результатов измеримая оптическая плотность должна находиться в диапазоне 0,01–2. При толщине поглощающего слоя в 1 см это соответствует концентрации в 1000 раз ниже, чем при титровании. Обычно в рабочей области (области линейности) измерений концентрация может изменяться по линейному закону. Селективно подбирая длину волны, отвечающую максимуму поглощения вещества, можно исключить влияние матрицы (растворителя). Плотности поглощения непродолжительны, что позволяет определять с их помощью скорости реакций. Если исследуется смесь нескольких веществ, концентрацию каждого из них определяют, проводя измерения при длинах волн, отвечающих максимумам поглощения этих веществ.

Люминесценция. В люминесцентной спектроскопии измеряется интенсивность излучения, испускаемого атомами или молекулами из возбужденного состояния в основное (рис. 8). Люминесценция бывает двух типов: флуоресценция и фосфоресценция. При флуоресценции молекула переходит в основное состояние из короткоживущего возбужденного состояния. Она наблюдается почти сразу после поглощения излучения.

исчезает в результате столкновений излучающей молекулы с другими молекулами в растворе (тушение флуоресценции). Фосфоресценция происходит при переходе молекулы в основное состояние из относительно долгоживущего возбужденного состояния, так что между поглощением света и флуоресценцией проходит относительно много времени. Для фосфоресценции характерны большая длина волны излучения, меньшая высота пиков и более длительная жизнь. Флуоресцентные измерения более избирательны, чем спектрофотометрические, поскольку зависят сразу от двух длин волн: поглощаемого света и излучаемого.

Интенсивность флуоресценции связана с интенсивностью поглощенного света следующим соотношением: $I_{\text{исп}} = kI_{\text{погл}}$. Это соотношение справедливо относительно концентрации только при малых ее значениях: $I_{\text{исп}} = k' I_{\text{погл}} C$. Здесь k и k' – константы, характеризующие свойства молекул поглощением и испусканием излучения, а C – концентрация определяемого вещества. Флуоресцентный анализ позволяет измерять в 10 раз меньшие концентрации, чем спектрофотометрический. Это связано с характером сигнала, определяемого в том и другом случаях: во флуоресценции регистрируется небольшая разница между двумя слабыми сигналами, а при измерениях поглощения – между сильными, что гораздо

легче. Если свет испускается в результате химической реакции, то процесс называют хемилюминесценцией. Интенсивность излучения зависит от скорости химической реакции, а последняя, в свою очередь, от концентрации. Таким образом, измеряя интенсивность хемилюминесценции, можно определить концентрацию соответствующего реагента. В качестве примера люминесцентного определения приведем реакцию с участием люминофора. Пероксидом водорода в присутствии комплексов переходных металлов это вещество люминесцирует, что позволяет проводить количественное определение следовых количеств ионов металлов (или некоторых комплексов), а также пероксида водорода.

Инфракрасная (ИК) спектроскопия. Спектры поглощения в видимой и УФ-областях, о которых шла речь выше, возникают в результате переходов в атомах и молекулах. Поглощение же в ИК-области обусловлено переходами между колебательными уровнями, отвечающими колебательной энергии функциональных групп. В ИК-спектроскопии чаще всего используют среднюю часть ИК-области, 4000–200 см⁻¹. ИК-спектров составлены специальные каталоги и таблицы, в которых указаны характеристические частоты колебаний различных групп.

Таблица 3. ХАРАКТЕРИСТИЧЕСКИЕ ЧАСТОТЫ КОЛЕБАНИЙ НЕКОТОРЫХ ГРУПП	
Группа (тип колебаний)	Волновое число, см⁻¹
О–Н (валентные)	3350–3250
N–H (валентные)	3460–3280
C–H (валентные)	2980–2850
C≡C (валентные)	2300–2100
C=O (валентные)	1870–1650
C=N (валентные)	1620–1560
C=C (валентные)	1645–1615
N–H (деформационные)	1650–1590
C–H (деформационные)	1470–1360
O–H (деформационные)	1440–1260

Значения молярных коэффициентов экстинкции для ИК-области меньше, чем для видимой и УФ-областей, поэтому с помощью ИК-спектроскопии исследуют или чистые вещества, или очень концентрированные растворы. Жидкости заливают между оптически прозрачными стеклами тонкую пленку, или в кювету, твердые вещества измельчают и суспендируют в оптически прозрачной среде. Растворы исследовать сложнее, поскольку растворитель часто поглощает в этой же области. Чтобы повысить чувствительность и разрешающую способность ИК-спектроскопии используют ИК-спектроскопию с Фурье-преобразованием.

Ядерный магнитный резонанс (ЯМР). Метод ЯМР основан на резонансном поглощении электромагнитной энергии, обусловленном тем, что в сильном магнитном поле, под действием которого энергетические уровни ядер, обладающих магнитным моментом, расщепляются. Наложение небольшого по величине и изменяющегося по частоте электромагнитного поля вызывает переходы между уровнями, проявляющиеся в спектрах ЯМР. Метод ЯМР – один из наиболее эффективных методов структурных исследований. Он позволяет получить информацию о строении молекул, о том, какие ядра присутствуют в определяемом веществе и в каком количестве, каково их окружение. Один из вариантов ЯМР – ¹H-ЯМР – часто оказывается единственным методом, позволяющим определить строение органических соединений. Также применяют ¹³C-ЯМР, масс-спектрометрию и ИК-спектроскопию. Чаще всего методом ЯМР определяют ядра атомов водорода (протон), также изучают другие ядра, например ¹⁹F, ³¹P, ¹⁷O, ¹⁵N и ²⁹Si.

Спектр ЯМР представляет собой зависимость интенсивности поглощения от относительной величины δ (химический сдвиг), определяющей

$$\delta = \frac{H_{\text{ст}} - H_{\text{обр}}}{H_{\text{ст}}} \cdot 10^6 = \frac{\nu_{\text{ст}} - \nu_{\text{обр}}}{\nu_{\text{ст}}} \cdot 10^6$$

где H и ν – напряженность магнитного поля и резонансная частота для образца и стандарта. Значения δ даются в миллионных долях (м.л. – ppm, parts per million). В качестве стандарта в случае ^1H и ^{13}C обычно используют тетраметилсилан (ТМС). Наиболее важными характеристиками ЯМР-спектра являются положение сигналов (полос) поглощения, их интенсивность и мультиплетность. Поскольку электроны частично экранируют ядра, изменяют величину действующего на него магнитного поля, положение сигналов поглощения различных ядер (например, протонов) зависит от электронного окружения. В группах $\text{H}-\text{N}-$, $\text{H}-\text{O}-$ и $\text{H}-\text{C}-$ протоны поглощают при разных частотах и имеют разный химический сдвиг. Химические сдвиги для большого числа структурных элементов сведены в таблицы. Спин-спиновое взаимодействие протонов соседних ядер приводит к расщеплению сигнала ЯМР, при этом мультиплетность сигнала зависит от числа участвующих во взаимодействии протонов.

Перекрытие и расщепление сигналов существенно усложняют ЯМР-спектры. Для их упрощения используют более сильные магнитные поля, растягивая спектр и уменьшая перекрытие пиков.

На рис. 9 приведен ЯМР-спектр диэтилового эфира $\text{CH}_3\text{CH}_2\text{OCH}_2\text{CH}_3$, иллюстрирующий представления о химическом сдвиге и расщеплении. Триплет с $\delta = 1,1$ м.д. – это сигнал от протонов метильной группы CH_3 – сигнал от протонов метиленовой группы $-\text{CH}_2-$.

Для получения спектров более высокого разрешения и для ускорения процедуры в ЯМР-спектроскопии используют преобразование Фурье.

Масс-спектрометрия (МС). Масс-спектрометрия – один из наиболее эффективных и широко применяющихся аналитических методов. Она характеризуется селективностью, чувствительностью и точностью.

Принцип метода состоит в том, что определяемое вещество переводят в газообразное состояние, ионизируют и образовавшиеся ионы (из исходных молекул) разделяют в магнитном поле по величине отношения массы к заряду. Любой масс-спектрометр состоит из систем ионизационной камеры и системы разделения ионов. В приборе поддерживают высокий вакуум ($\sim 10^{-6}$ мм рт.ст.). Методы регистрации хороши тем, что позволяют без труда производить подсчет отдельных ионов.

Масс-спектр представляет собой зависимость интенсивности сигнала от отношения массы образующихся при ионизации частиц к их заряду. Если ион состоит из одного или нескольких пиков. При низкой энергии ионизирующих электронов от молекул вещества отрывается по одному атому, образуя молекулярные ионы (M^+); в этом случае в спектре присутствует единственный пик, и определить мол. массу анализируемого вещества по масс-спектру не представляется возможным. Если энергия ионизации повышается, то молекулярный ион распадается на более мелкие осколочные ионы, которые могут участвовать затем в реакциях образования других ионов. Рассматривая энергетику и механизм этих реакций, можно по масс-спектрам воссоздать структуру исходного вещества. Следовательно, масс-спектр является своего рода «отпечатком» вещества. На рис. 10 представлены масс-спектры 2-метилбутана и 2,2-диметилпропана – насыщенных углеводородов с эмпирической формулой C_5H_{12} . Ионизацию, которая приводит к значительной фрагментации, называют мягкой ионизацией. В отличие от нее при мягкой ионизации наблюдается значительно меньшая фрагментация, но увеличивается высота пика молекулярно-ионного сигнала. На рис. 11 представлены масс-спектры меклофенбутала (одного из барбитуратов), полученные в результате ионизации электроном, химической ионизации и полевой десорбции.

Способы ионизации. Выбор способа ионизации зависит от свойств определяемого вещества, матрицы, в которую оно включено, и желаемой чувствительности. При помощи стандартного оборудования можно ионизировать вещества с мол. массой до 20 000, но есть приборы и для ионизации соединений с мол. массой до 150 000–200 000.

При ионизации электронным ударом молекулы газообразного вещества бомбардируют потоком электронов, в результате чего образуются осколочные ионы. Масс-спектры в этом случае весьма сложны, и для их интерпретации используют специальные каталоги спектров. Наиболее распространенным методом мягкой ионизации летучих веществ – химическая ионизация. В этом методе в ионизационной камере поддерживают концентрацию метана, который ионизируется при бомбардировке электронами в первую очередь. Затем ионы метана сталкиваются с молекулами определяемого вещества, и в результате ион-молекулярных реакций образуются ионы $(\text{M} + 1)^+$ и $(\text{M} - 1)^+$. Для мягкой ионизации жидких образцов используют метод ион-атомной бомбардировки. Поток быстрых атомов ксенона или аргона бомбардирует раствор образца в глицерине, в результате чего образуются молекулярные ионы. Еще один метод мягкой ионизации – так называемая полевая десорбция; в этом случае ионы образуются под действием электрического поля. Его чаще используют для ионизации неполярных, термически нестабильных веществ, а также соединений с большими молекулами (полимеров), т.е. в тех случаях, когда нельзя применять бомбардировку быстрыми атомами. Все более широкое распространение получают методы ион-молекулярной бомбардировки, термораспыление и т.д.). В этом методе вводят растворенное вещество и его ионизация осуществляется

Для элементного и изотопного анализа применяют индуктивно-связанную аргонную плазму. С ее помощью осуществляют отбор и ионизацию пробы. В масс-спектрометре проводят разделение ионов. Для элементного анализа поверхностей используют метод масс-спектрометрии вторичных ионов. Ионы Ar^+ или Xe^+ бомбардируют поверхность образца, и высвободившиеся вторичные ионы направляют в масс-анализатор.

Тандемная масс-спектрометрия. В этом методе используются два последовательно соединенных масс-спектрометра. Одно из возможных применений – анализ смесей. Смесь определяемых веществ подвергают мягкой ионизации, в результате которой из каждого компонента образуется молекулярный ион. Ионы разделяют в первом масс-спектрометре, выполняющем функцию хроматографа. Один из компонентов вводят во второй масс-спектрометр, где осуществляют ион-молекулярную бомбардировку. Используя каталоги, определяют структуру исходного вещества. Если предметом анализа является единственное вещество, последнее подвергают жесткой ионизации в первом масс-спектрометре, разделяют осколочные ионы и направляют в ионизационную камеру второго прибора. Здесь осколок вновь ионизируют и подвергают последующей фрагментации. Полученный масс-спектр интерпретируют с помощью каталога и устанавливают структуру исходного осколка.

ЭЛЕКТРОХИМИЧЕСКИЕ МЕТОДЫ

В основе электрохимических методов анализа лежит исследование процессов, протекающих в электролитах или на поверхности погруженных электродов. Эти процессы могут быть равновесными или неравновесными в зависимости от условий эксперимента и давать информацию о химических реакциях, природе участвующих в них соединений, термодинамике (см. также ЭЛЕКТРОХИМИЯ). Наиболее широко в аналитической химии используются следующие электрохимические методы.

Потенциометрия. В потенциометрических методах измеряется разность потенциалов между индикаторным электродом и электродом тока в электрохимической цепи. В этих условиях анализируемая система находится в равновесии, и электродный потенциал связан с концентрацией ионов по уравнению Нернста:

$$E_{\text{инд}} = E^{\circ}_{\text{ox,red}} - \frac{RT}{nF} \ln \frac{a_{\text{red}}}{a_{\text{ox}}}$$

где E° – стандартный потенциал окислительно-восстановительной пары $\text{ox} + ne \rightleftharpoons \text{red}$, R – универсальная газовая постоянная, T – абсолютная температура, a – активность. При потенциометрических измерениях широко применяются ионоселективные электроды, чувствительные к одному иону (водорода, натрия, аммония). Простейший индикаторный электрод – это какой-либо благородный металл, например платина, погруженный в анализируемый раствор порциями добавляя стандартный раствор реагента (см. выше Титриметрия). Изменением потенциала. Получаемые S-образные кривые позволяют найти точку эквивалентности, константу равновесия, стандартный потенциал.

Вольтамперометрия. Во всех вариантах вольтамперометрических методов используют индикаторный микроэлектрод, с помощью которого получают вольтамперограммы – кривые зависимости силы тока в электрохимической ячейке от разности потенциалов. Вторым, вспомогательным электродом, неполяризуемым – имеет большую поверхность, так что его потенциал практически не меняется при прохождении тока. Индикаторный электрод изготавливают в виде капилляра, из которого по каплям вытекает жидкий металл (ртуть, амальгама, галлий). Вольтамперограммы позволяют определять концентрации веществ в электролите, определять их концентрацию, а в некоторых случаях находить термодинамические и кинетические константы. Вольтамперометрический метод – полярография – был предложен Я.Гейровским в 1922. Рабочим электродом в нем служил капля ртути. Среди других вольтамперометрических методов – вольтамперометрия с линейной разверткой (с монотонным изменением) потенциала, циклическая (с быстрой треугольной разверткой потенциала) вольтамперометрия, позволяющая изучать механизм электродных реакций, определяют малые концентрации веществ в растворе.

Амперометрия. В амперометрии потенциал рабочего (индикаторного) электрода поддерживают постоянным и измеряют предельный ток в растворе. При амперометрическом титровании точку эквивалентности находят по излому кривой сила тока – объем добавленного титранта. Хроноамперометрические методы основаны на измерении зависимости силы тока от времени и применяются для определения коэффициентов диффузии. Электрохимические ячейки, работающие по принципу амперометрии, используются в качестве датчиков в жидкостях.

Кондуктометрия. Этот метод основан на измерении электропроводности раствора. Условия опыта подбирают таким образом, чтобы при изменении потенциала ячейки вносило омическое падение напряжения IR (R – сопротивление раствора), а не скачок потенциала на границе электрод/раствор. Электропроводность однокомпонентного раствора можно связать с его концентрацией, а для сложных систем оценить по изменению электропроводности. Широко используется и кондуктометрическое титрование, когда к анализируемому раствору порциями добавляют титрант и следят за изменением электропроводности.

Кулонометрия. В кулонометрии проводят полный электролиз раствора при контролируемом потенциале и измеряют количество электричества, затраченное на электролиз. Количество вещества определяют с помощью закона Фарадея $P = QM/Fn$, где P – масса (г) электрохимически превращенного вещества, M – молекулярная масса вещества, F – постоянная Фарадея, n – число электронов, вовлеченных в электрохимическую реакцию. Кулонометрические методы абсолютны, т.е. не нуждаются в калибровочных кривых. При кулонометрии вещества, подвергшиеся электролизу, определяют взвешиванием электрода до и после эксперимента.

ХРОМАТОГРАФИЧЕСКИЕ МЕТОДЫ

Обычно анализируемый образец состоит не из одного вещества, а из смеси веществ. Одни из них представляют интерес для исследования, другие – примеси, осложняющие анализ. И хотя существуют аналитические методики, позволяющие проводить анализ сложных смесей, все же чистым веществом. Для получения чистых веществ используют разнообразные методы разделения: перегонку, возгонку, экстракцию, кристаллизацию, диализ, мембранное разделение. Здесь мы остановимся на хроматографических методах, широко применяющихся как для разделения веществ, так и для количественного определения.

Хроматографическое разделение основывается на различии таких свойств веществ, как летучесть, полярность, размер молекул, заряд и т.д. В зависимости от этих свойств вещества распределяются между подвижной и неподвижной фазами, которые присутствуют в каждой хроматографической методике.

Если подвижная фаза – газ, то метод называется газовой хроматографией (ГХ), если жидкость – жидкостной (ЖХ); если неподвижная фаза – твердая, то это колоночная хроматография, а если она нанесена на пластину, то тонкослойная (ТСХ). Принципы разделения веществ, различаются только приборная реализация и методика. В тонкослойной хроматографии (рис. 12), например, образец наносится на пластинку с неподвижной фазой и погружают этот край в растворитель так, чтобы последний не доходил до места нанесения образца. Разделение происходит за счет того, что растворитель не дойдет до противоположного конца пластинки. Поскольку определяемые вещества движутся медленнее растворителя, они остаются на пластинке, но находятся на разном расстоянии от места нанесения образца. Скорость движения вещества характеризуется коэффициентом R_f :

$$R_f = \frac{\text{Расстояние, пройденное определяемым веществом}}{\text{Расстояние, пройденное фронтом растворителя}}$$

В колоночной хроматографии (рис. 13) подвижная фаза непрерывно движется через неподвижную. Смесь, содержащую определяемые подвижной фазой в верхнюю часть колонки. Определяемые вещества вымываются из колонки потоком растворителя и проходят через определяемую их концентрацию. Скорость вымывания характеризуется параметром t_r – временем, за которое концентрация вещества на в достигает максимума. Площадь пика на получающейся хроматограмме соответствует количеству вышедшего из колонки вещества.

Механизмы хроматографического разделения. Рассмотрим основные механизмы распределения веществ между подвижной и неподвижной фазами на примере колоночной хроматографии.

Адсорбционная хроматография. Неподвижная фаза представляет собой твердое вещество, на активных центрах которого адсорбируются определяемые вещества. Разделение может быть основано на различиях их полярностей: чем полярнее вещество, тем сильнее оно адсорбируется на неподвижной фазе и дольше задерживается на ней.

Распределительная хроматография. Неподвижная фаза представляет собой текучее вещество, нанесенное на твердый носитель или хроматографическую бумагу. Компоненты смеси, пропускаемой через колонку, разделяются вследствие разной растворимости в неподвижной фазе. Как в газовой, так и в жидкой распределительной хроматографии используют неподвижные фазы с разной полярностью и другими химическими свойствами, от которых зависит растворимость определяемых веществ. Одна из разновидностей распределительной хроматографии – газожидкостная хроматография (ГЖХ) с неподвижной жидкой фазой и газовой подвижной. На рис. 14 представлена газожидкостная хроматограмма лимонного масла.

Вытеснительная хроматография. Неподвижная фаза представляет собой твердое пористое вещество. Крупные молекулы разделяемой смеси, не задерживаясь в неподвижной фазе, увлекаются растворителем. Молекулы среднего размера застревают в некоторых порах и задерживаются в неподвижной фазе, а мелкие молекулы проникают во все поры и перемещаются очень медленно. Так происходит разделение веществ, следовательно, по молекулярной массе. Методом вытеснительной хроматографии можно разделять вещества с молекулярной массой от 100 до 1000.

Ионообменная хроматография. Неподвижной фазой является ионит – твердое, практически нерастворимое в воде и органических растворителях вещество, содержащее ионогенные функциональные группы, способные обменивать свои ионы на ионы, присутствующие в подвижной фазе. Для (катионной) хроматографии используют катиониты, содержащие сульфат- или сульфат-группы, для (анионной) – аниониты, содержащие карбоксильные или сульфогруппы. Состав катионитов, применяемых для разделения катионов (аминокислот или ионов металлов), входят карбоновые или сульфокислоты.

Разделение оптически активных веществ. Многие оптически активные (хиральные) соединения (например, биологические молекулы, сахара, аминокислоты) обладают весьма ценными свойствами, но эти свойства часто присущи только одному из изомеров. Разделить энантиомеры (зеркальные изомеры) с помощью традиционных хроматографических методов не удается, поскольку они обладают идентичными физическими и химическими свойствами. Для разделения энантиомеров используют способность по-разному вращать плоскость поляризации света и взаимодействовать с другими хиральными соединениями. Это лежит в основе методов разделения энантиомеров. Один из подходов состоит в том, что проводят реакцию между смесью оптически активных веществ и каким-либо хиральным реагентом. Образующиеся продукты обладают разными физическими свойствами, и их разделяют с помощью хроматографических методов. В другом, более распространенном случае хиральное вещество используют в качестве неподвижной фазы. Энантиомеры по-разному взаимодействуют с ней и разделяются.

Тонкослойная хроматография (ТСХ). Неподвижная фаза – мелкодисперсный сорбент (обычно силикагель), нанесенный на стеклянную пластину. На слой сорбента пипеткой наносят анализируемую смесь и пластину ставят торцом в растворитель. Под действием капиллярных сил смесь поднимается по пластине, и смесь разделяется на компоненты. Флуоресцирующие вещества выявляют в УФ-свете, все остальные – с помощью специальных реактивов. ТСХ – простой, нетрудоемкий метод. На одной пластинке можно одновременно разделять несколько смесей, а для повышения эффективности проводить двумерную хроматографию.

СЕЛЕКТИВНЫЕ ОПРЕДЕЛЕНИЯ

Одна из основных задач аналитической химии заключается в достижении высокой селективности определений. В некоторых случаях с этой целью обеспечивается предварительное разделение исследуемых веществ, в других – совместным применением различных методов. Во многих системах применяются биологические объекты (ферменты, антитела и рецепторы) и специальные датчики. Датчики состоят из слоя химического вещества и физического преобразователя; их обычно используют для селективного измерения концентраций химических веществ. К ним относятся дистанционные и непрерывные измерения.

Ферментативные методы. Свойством ферментов, представляющим интерес для аналитической химии, является их способность специфично катализировать реакции. Ферментативные методы можно применять для анализа как равновесных, так и неравновесных систем, совмещая их с методами детектирования: спектрофотометрией, флуоресценцией, хемилюминесценцией, потенциометрией, амперометрией. Все чаще используют ферменты. Нередко это повышает разрешающую способность метода, а кроме того, позволяет повторно использовать ферменты, применяемые в реакторах или биосенсорах. Ферменты включают в мембраны, полимерный гель с поперечными сшивками или адсорбируют на твердых носителях.

Иммунологические методы. Антитела – это белковые вещества, которые вырабатываются в организме позвоночных в ответ на появление в нем чужеродных веществ (антигенов). Специфичность связывания определяется структурным соответствием антигена и выходящего из него эпитопа. В иммунологических определениях используют меченые антигены. Так, в радиоиммунологическом анализе (РИА) меткой служит радиоактивный изотоп ^{125}I . В последнее время стали широко применяться флуоресцентные, хемилюминесцентные, электроактивные метки и ферменты. Иммунологические методы анализируют лекарственные вещества, гормоны (такие, как хорионический гонадотропин, по которому определяют беременность), выявляют возбудителей инфекционных заболеваний.

Электрохимические датчики. Наиболее известный электрохимический датчик – это ионоселективный электрод. На принципе ионоселективности работают газовый потенциометрический и ферментный электроды. В них мембрана электрода покрыта слоем химического вещества, который отделяет раствор (или газа) второй мембраной, проницаемой для определяемого вещества.

Потенциометрический газовый электрод регистрирует изменение положения равновесия химической реакции, протекающей в слое мембраны. В этой реакции участвует газ, диффундирующий через наружную мембрану. Когда его количество меняется, положение равновесия сдвигается, и этот сдвиг регистрируется электродом. В датчике CO_2 используется водородный электрод, покрытый тонким слоем бикарбоната калия.

через наружную мембрану, сдвигает положение равновесия реакции $\text{CO}_2 + \text{H}_2\text{O} \rightleftharpoons \text{HCO}_3^- + \text{H}^+$, и водородный электрод измеряет концентацию водорода.

В потенциометрических ферментных электродах мембрану электрода покрывают ферментом (например, уреазой в случае определения потенциометрические датчики для определения аминокислот, пенициллина и других антибиотиков. В качестве ферментсодержащего субстрата используют бактерии, интактные растительные и животные ткани.

В амперометрических ферментных электродах чаще всего ферментом является оксидаза и регистрируется либо расходование кислорода, либо образование пероксида водорода. Для контроля за содержанием глюкозы в биологических жидкостях применяются амперометрические датчики на основе глюкозооксидазы.

Оптические датчики. В таких датчиках специфический реагент наносят на торец оптического волокна – световода. По световоду направляют свет, прошедший от торца с нанесенным образцом. Особенно много датчиков разработано для оптического измерения рН. В отличие от стандартных датчиков, которые могут существовать в двух или более кислотно-основных формах. Если у этих форм разные спектры флуоресценции, то, проводя измерения при разных длинах волн, можно определить их концентрацию и рассчитать рН. В отличие от стандартных датчиков рН в диапазоне от 1 до 14, у оптических датчиков динамический диапазон регистрируемых значений рН охватывает 1–2 от pK_a индикатора. В датчиках ионов металлов (Al^{3+} , Mg^{2+} , Zn^{2+} , Cd^{2+}) используют лиганды, которые начинают сильно флуоресцировать этими ионами. Датчики кислорода основаны на кислородном подавлении иммобилизованного флуорофора. Это равновесное определение чувствительно к колебаниям температуры и скорости потока, чем амперометрические датчики кислорода. Разработаны биосенсоры, основанные на иммунологическом анализе. На торец оптических волокон таких датчиков наносят антитела и флуоресцентно меченные антигены.

Датчики массы. На чувствительный к изменению массы преобразователь (например, кварцевый пьезоэлектрический осциллятор) наносят адсорбент. Определяемое вещество осаждается на нем, и датчик регистрирует изменение массы. Подобные датчики применяются для определения газообразных и летучих веществ, таких, как CO , CO_2 и SO_2 , ароматических и алифатических углеводородов и пестицидов.

ЛИТЕРАТУРА

- Крешков А.П. *Основы аналитической химии*, тт. 1–3. М., 1977
Слейбо У., Пергона Т. *Общая химия*. М., 1979
Карапетьянц М.Х., Дракин С.И. *Общая химия*. М., 1981
Глинка Н.Л. *Общая химия*. Л., 1988

"ХИМИЯ АНАЛИТИЧЕСКАЯ" "КРУГОСВЕТ" ® . Энциклопедия 2001
Copyright © 1998 by Atlas Editions, Inc. All right reserved .
Copyright © 2000, 2001 Central European University Regents. All right reserved.
www.rol.ru